

PCT

ORGANISATION MONDIALE DE LA PROPRIÉTÉ INTELLECTUELLE
Bureau international



DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets ⁷ : A61K 7/00	A2	(11) Numéro de publication internationale: WO 00/28947
		(43) Date de publication internationale: 25 mai 2000 (25.05.00)
<p>(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR99/02761</p> <p>(22) Date de dépôt international: 10 novembre 1999 (10.11.99)</p> <p>(30) Données relatives à la priorité: 98/14387 17 novembre 1998 (17.11.98) FR</p> <p>(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): SANOFI-SYNTHELABO [FR/FR]; 174, avenue de France, F-75013 Paris (FR).</p> <p>(72) Inventeurs; et (75) Inventeurs/Déposants (US seulement): CASELLAS, Pierre [FR/FR]; 10, rue Carl Von Linne, La Colombe, F-34090 Montpellier (FR). DEROcq, Jean-Marie [FR/FR]; 6, rue des Clauzes, F-34570 Murviel les Montpellier (FR).</p> <p>(74) Mandataire: THOURET-LEMAITRE, Elisabeth; Sanofi-Synthelabo, Service Brevets, 174, avenue de France, F-75013 Paris (FR).</p>		<p>(81) Etats désignés: AE, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW, brevet ARIPO (GH, GM, KE, LS, MW, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), brevet eurasiatique (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).</p> <p>Publiée <i>Sans rapport de recherche internationale, sera republiée dès réception de ce rapport.</i></p>
(54) Title: USE OF A SUBSTANCE BINDING WITH THE PERIPHERAL BENZODIAZEPIN RECEPTOR FOR TREATING SKIN STRESS		
(54) Titre: UTILISATION D'UNE SUBSTANCE SE LIANT AU RECEPTEUR PERIPHERIQUE DES BENZODIAZEPINES DANS LE TRAITEMENT DES STRESS CUTANES		
<p>(57) Abstract</p> <p>The invention concerns the use of a substance specifically binding with the peripheral benzodiazepin receptor (PBR) for making a composition for preventing or treating skin stress. The invention also concerns compositions containing said substances. Said compositions can be cosmetic or pharmaceutical, in particular for topical use in dermatology.</p> <p>(57) Abrégé</p> <p>La présente invention concerne l'utilisation d'une substance se liant spécifiquement au récepteur périphérique des benzodiazépines (PBR) pour la fabrication d'une composition pour la prophylaxie ou le traitement des stress cutanés. L'invention concerne également les compositions contenant ces substances. Ces compositions peuvent être cosmétiques ou pharmaceutiques, en particulier dermatologiques topiques.</p>		

BEST AVAILABLE COPY

B9

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

AL	Albanie	ES	Espagne	LS	Lesotho	SI	Slovénie
AM	Arménie	FI	Finlande	LT	Lituanie	SK	Slovaquie
AT	Autriche	FR	France	LU	Luxembourg	SN	Sénégal
AU	Australie	GA	Gabon	LV	Lettonie	SZ	Swaziland
AZ	Azerbaïdjan	GB	Royaume-Uni	MC	Monaco	TD	Tchad
BA	Bosnie-Herzégovine	GE	Géorgie	MD	République de Moldova	TG	Togo
BB	Barbade	GH	Ghana	MG	Madagascar	TJ	Tadjikistan
BE	Belgique	GN	Guinée	MK	Ex-République yougoslave de Macédoine	TM	Turkménistan
BF	Burkina Faso	GR	Grèce	ML	Mali	TR	Turquie
BG	Bulgarie	HU	Hongrie	MN	Mongolie	TT	Trinité-et-Tobago
BJ	Bénin	IE	Irlande	MR	Mauritanie	UA	Ukraine
BR	Brésil	IL	Israël	MW	Malawi	UG	Ouganda
BY	Bélarus	IS	Islande	MX	Mexique	US	Etats-Unis d'Amérique
CA	Canada	IT	Italie	NE	Niger	UZ	Ouzbékistan
CF	République centrafricaine	JP	Japon	NL	Pays-Bas	VN	Viet Nam
CG	Congo	KE	Kenya	NO	Norvège	YU	Yougoslavie
CH	Suisse	KG	Kirghizistan	NZ	Nouvelle-Zélande	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	République populaire démocratique de Corée	PL	Pologne		
CM	Cameroun	KR	République de Corée	PT	Portugal		
CN	Chine	KZ	Kazakhstan	RO	Roumanie		
CU	Cuba	LC	Sainte-Lucie	RU	Fédération de Russie		
CZ	République tchèque	LI	Liechtenstein	SD	Soudan		
DE	Allemagne	LK	Sri Lanka	SE	Suède		
DK	Danemark	LR	Libéria	SG	Singapour		
EE	Estonie						

UTILISATION D'UNE SUBSTANCE SE LIANT AU RECEPTEUR PERIPHERIQUE DES BENZODIAZEPINES DANS LE TRAITEMENT DES STRESS CUTANES.

La présente invention concerne une composition contenant un ligand des récepteurs périphériques des benzodiazépines pour une utilisation par voie topique.

5 L'invention concerne l'utilisation d'une substance se liant spécifiquement au récepteur périphérique des benzodiazépines (PBR) pour la fabrication d'une composition pour la prophylaxie ou le traitement des stress cutanés.

L'invention concerne également les compositions contenant ces substances. Ces compositions peuvent être cosmétiques ou pharmaceutiques, en particulier
10 dermatologiques topiques.

Par stress cutané, on entend les différentes situations qui pourraient provoquer des dommages en particulier au niveau de l'épiderme quelque soit l'agent le provoquant. Cet agent peut être interne et/ou externe à l'organisme comme un agent chimique ou radicalaire ou bien externe comme un rayonnement ultraviolet.

15 La composition selon l'invention est donc destinée à prévenir et à lutter contre les irritations cutanées, les dartres, les érythèmes, les sensations dysesthésiques, les sensations d'échauffement, les prurits de la peau et/ou des muqueuses, le vieillissement et peut aussi être utilisée dans les désordres cutanés tels que, par exemple, le psoriasis, les maladies prurigineuses, l'herpès, les photodermatoses, les
20 dermatites atopiques, les dermatites de contact, les lichens, les prurigos, les prurits, les piqures d'insectes, dans les fibroses et autres troubles de la maturation des collagènes, dans les désordres immunologiques ou encore dans des affections dermatologiques comme l'eczéma.

Le ligand PBR, également appelé "substance", contenu dans la composition peut-être
25 un composé non peptidique, un peptide, un extrait de cellules ou de tissus d'origine animale ou végétale ou un produit obtenu par fermentation d'un micro-organisme, par exemple d'une bactérie ou d'un champignon.

De nombreux ligands PBR sont décrits dans la littérature. On peut citer, à titre d'exemple, le Ro 5-4864 ou chlorodiazépam, le Ro 5-2807 ou diazépam, le PK 11195
30 ou on pourra se référer à l'article Peripheral Benzodiazepine Receptors, Ch. III, J. J. Bourguignon, Ed. E. Giesen - Crouse, Academic Press.

Le PBR est une protéine de 18 KD située sur la membrane externe des mitochondries des tissus périphériques. Il est constitué de cinq domaines transmembranaires et d'une partie carboxyterminale dirigée vers le cytosol. Plusieurs fonctions sont
35 attribuées au PBR selon la nature du tissu considéré : régulation de la stéroïdogénèse, biosynthèse de l'hème, différenciation et croissance cellulaire,

contrôle de la respiration mitochondriale (Krueger KE, Biochimica and Biophysica Acta 1995, 1241, 453-470). Bien que sa fonction précise n'ait pas encore été complètement élucidée, plusieurs données expérimentales récentes suggèrent que PBR pourrait jouer un rôle fondamental dans la régulation des processus de mort cellulaire programmée et dans la protection anti-radicalaire.

Il a été montré que PBR est en effet étroitement associé au niveau de la mitochondrie avec des protéines régulatrices de l'apoptose telles que Bcl2 qui prévient la rupture du potentiel de membrane mitochondriale empêchant ainsi l'apoptose induite notamment par la production de radicaux oxygénés réactifs (Marchetti P. *et al*, J. Exp. Med. 1996, 184, 1155-1160) ; (Marchetti P. *et al*, J. Immunol. 1996, 157, 4830-4836).

Dans le cadre de la présente invention, le rôle protecteur anti-radicalaire de PBR a été directement observé sur des cellules d'origine hématopoïétique pour lesquelles une corrélation étroite entre la densité de PBR et la protection anti-radicalaire a été mise en évidence. De plus, dans cette même étude, il a été démontré que la transfection de PBR sur des cellules dépourvues de ce récepteur confère une protection contre les dommages causés par des espèces oxygénées (Carayon P. *et al*, Blood 1996, 87, 3170-3178).

Plusieurs données de la littérature indiquent que PBR jouerait un rôle important dans la régulation des processus apoptotiques et la protection des cellules *vis-à-vis* des dommages causés par les radicaux libres.

Des études phylogéniques récentes renforcent cette nouvelle notion que PBR agit en tant que modulateur d'apoptose impliqué dans des fonctions antioxydantes. Des similarités significatives existent en effet entre PBR et la protéine CrkK de *Rhodobacter sphaeroides*, une bactérie photosynthétique. Cette protéine bactérienne qui fonctionne comme un détecteur d'oxygène photosensible, régule l'expression des gènes impliqués dans la photosynthèse en réponse à des modifications environnementales de la tension en oxygène et de l'intensité lumineuse. La comparaison entre PBR et CrkK révèle une identité de 35 % et une conservation de séquence entre ces deux protéines qui ont divergé dans la phylogénie il y a deux milliards d'années. Cette homologie suggère une fonction hautement spécialisée et conservée de PBR qui semble similaire à celle de CrkK dans la bactérie. En effet, il a été démontré récemment que le PBR de mammifère transfecté chez des mutants *Rhodobacter* CrkK complémente la fonction détecteur d'oxygène de CrTK. Ainsi, cette étude suggère un rôle clé de PBR dans la transduction des signaux dépendant de l'oxygène (Yeliseev AA., *et al*, Proc. Natl. Acad. Sci. 1997, 94, 5101-5106).

Cependant, à ce jour, aucune substance n'a jamais été précisément indiquée comme ligand spécifique des récepteurs PBR cutanés.

A plus forte raison, aucune substance active par voie topique et se liant spécifiquement aux récepteurs PBR n'a jamais été décrite dans la littérature.

5 Il a été maintenant montré, dans le cadre de la présente invention, que PBR est abondamment exprimé au niveau de la peau sur les différents compartiments cellulaires qui la composent : kératinocytes, cellules de Langerhans, follicules pileux et cellules endothéliales de la vasculature dermique. Au niveau de la peau, l'expression de PBR suit un gradient croissant de la couche basale vers la couche cornée. Cette
10 organisation remarquable qui privilégie les cellules différenciées de l'épiderme les plus exposées aux stress externes revêt sans doute une signification physiologique de première importance pour la protection des zones de l'épiderme les plus vulnérables. Les études subcellulaires réalisées en microscopie confocale indiquent comme attendu une colocalisation de PBR avec Bcl2 au niveau de la mitochondrie. Les études
15 histologiques sur coupe de peau ont permis de mettre en évidence une répartition surprenante de PBR (Figures 1 et 2).

En effet, l'expression de ce récepteur au niveau de l'épiderme suit un gradient de densité croissant des couches basales vers les couches les plus différenciées de kératinocytes. Cette distribution spatiale très organisée qui privilégie en terme de
20 densité les cellules de l'épiderme les plus externes et donc les plus exposées, laisse supposer que PBR au niveau de la peau pourrait représenter un système de protection naturelle contre les radicaux libres générés par l'exposition aux rayonnements ultraviolets. L'observation concomitante que la distribution de la protéine antiapoptotique Bcl2 obéit à un gradient strictement inverse suggère un rôle
25 compensatoire de PBR pour la préservation des cellules les plus différenciées.

L'ensemble de ces données qui suggèrent une fonction protectrice du PBR, plus particulièrement au niveau de l'épiderme, a conduit à la mise en évidence de ligands naturels ou de synthèse montrant que leur interaction avec PBR pouvait être
30 bénéfique dans différentes situations de stress cutané provoqué par des agents chimiques ou radicalaires ou encore consécutifs à une exposition UV.

Ainsi, selon l'un de ses aspects, la présente invention concerne l'utilisation d'un ligand spécifique du PBR, le Ro 5-4864 dans les stress cutanés. Ce ligand est un agoniste du PBR.

Selon un autre aspect de l'invention et sur la base de ces observations, un screening
35 visant à rechercher des ligands naturels de PBR a été entrepris et a permis d'isoler plusieurs fractions capables d'interagir avec ce récepteur. L'effet potentiellement

protecteur de ces ligands naturels a ensuite été évalué dans différents tests induisant un stress cutané et notamment des tests d'érythèmes cutanés induits par irradiations UV. Les propriétés anti-radicalaires ainsi que les capacités de réparation cutanée ont également été recherchées.

5 Des essais biochimiques et pharmacologiques ont été utilisés pour mettre en évidence l'activité et l'intérêt des substances dans divers stress cutanés.

Les essais réalisés avec PBR ont pour but de montrer son implication potentielle dans la régulation des processus apoptotiques et la préservation des cellules cutanées vis-à-vis de différents stress délétères.

10

EXEMPLE 1

Eudes immuno-histologiques de localisation de PBR au niveau cutané

A l'aide de l'anticorps spécifique anti-PBR, Ac 8D7 (mAb de souris anti-PBR, isotype IgG1, Dussossoy *et al.*, Cytometry, 1996, 24:39-48), une analyse par Western Blot a
15 permis de mettre en évidence la présence abondante de PBR sur six lignées différentes de kératinocytes humains ainsi que sur la peau humaine normale (Figure 1). Au niveau subcellulaire, les analyses réalisées en microscopie confocale confirment sur les kératinocytes une colocalisation de PBR au niveau mitochondrial (Figure 2).

20 Une étude immuno-histologique réalisée sur une coupe d'épiderme humain normal à l'aide du même anticorps révèle un ordonnancement très particulier puisque l'expression de PBR augmente du *stratum basale* vers le *stratum corneum*. Ce récepteur est donc abondamment présent sur les kératinocytes les plus différenciés situés directement sous le *stratum corneum* (Figure 3).

25

EXEMPLE 2

Etudes de liaison et de spécificité

Les études de liaison ou binding ont été réalisées sur la lignée de kératinocytes A-431 (carcinome épidermoïde humain (ATCC, CRL-1555)) par déplacement du ligand de
30 référence [³H]-PK11195. L'analyse de Scatchard indique un seul site de fixation, une densité d'environ 470.000 récepteurs par cellule et une forte affinité du ligand (KD = 1,5 nM) (Figure 4). La spécificité du binding sur le récepteur périphérique porté par les kératinocytes est attestée par les études pharmacologiques qui montrent une efficacité décroissante du déplacement du ligand périphérique de référence (PK 11195) par les
35 ligands suivants :

Ro 5-4864 = ($CI_{50} \approx 25$ nM) > diazepam ($CI_{50} \approx 100$ nM) >>> clonazepam (inactif à 3200 nM). Il est rappelé que ce dernier est un ligand du récepteur central des benzodiazépines, le diazepam est mixte, le Ro 5-4864 est spécifique du PBR (Figure 5).

5

EXEMPLE 3

Implication du PBR dans la protection contre les radicaux oxygénés

Deux types d'expériences sont décrites à la Figure 6. La première a consisté à comparer différentes lignées d'origine lymphoïde ou myéloïde pour leur capacité à résister à la toxicité des radicaux oxygénés en relation avec leur niveau d'expression de PBR. Les résultats indiquent une très forte corrélation entre le nombre de sites PBR par cellule et la résistance à la toxicité induite par l' H_2O_2 . Il existe également une corrélation similaire lorsque l'on considère cette fois le niveau d'expression de Bcl2, protéine connue pour protéger les cellules des dommages oxydatifs. Cette donnée, jointe au fait que Bcl2 et PBR sont deux protéines localisées sur la membrane externe des mitochondries, suggère qu'elles pourraient présenter des fonctions communes dans la protection cellulaire. De façon intéressante, alors que l'expression de PBR suit un gradient de densité croissant de la couche basale vers la limite de la couche cornée, les données de la littérature indiquent un phénomène inverse pour l'expression de Bcl2, suggérant qu'au cours de la différenciation des kératinocytes, PBR pourrait prendre le "relais" de Bcl2 en ce qui concerne les fonctions de protection anti-radicalaire.

Dans la deuxième expérience, le rôle possible de PBR dans la protection *vis-à-vis* de la toxicité des radicaux libres est renforcé par la démonstration de la meilleure viabilité, en présence d' H_2O_2 , de cellules Jurkat transfectées PBR+ en comparaison avec des cellules homologues PBR-.

EXEMPLE 4

L'activité anti-apoptotique des actifs a été mesurée sur des kératinocytes humains et des fibroblastes (ATCC) qui ont été ensemencés dans des boîtes de Pétri de 35 mm (5×10^5 cellules/puits) dans le DMEM (Dubelco's Mode Eagle Medium) additionné de 10 % de sérum de veau foetal et laisser proliférer jusqu'à confluence. Ce milieu de culture est ensuite aspiré, les cellules sont rincées et 0,1 % de sérum de veau foetal est ajouté en présence d'une solution saline. Des concentrations croissantes de la substance à étudier sont additionnées. Vingt quatre heures plus tard, l'apoptose est mesurée avec une trousse de dosage ELISA (de l'anglais "enzyme-linked

immunosorbent assay").

Des kératinocytes ont été soumis à des rayonnements ultraviolets de type B (UVB) à la dose de 250J/m² pendant 16 heures (J. Invest. Dermatol. 1995, 104 : 922-927). En présence du ligand PBR Ro 5-4864, il a été montré que l'on prévient les processus d'altérations cellulaires induits par l'irradiation dans une gamme de concentrations de ligand comprise entre 10 nM et 10 µM.

EXEMPLE 5

L'effet photoprotecteur du ligand a été évalué par application par voie cutanée sur le cobaye albinos.

La voie topique cutanée est utilisée afin de reproduire les conditions d'utilisation chez l'homme.

Des cobayes Hartley, Charles River France, Saint Aubin lès Elbeuf, 76410 Cléon, France, sont utilisés.

Les animaux ont été rasés puis épilés sur les flancs antérieurs droit et gauche, 24 heures avant le début du traitement.

Les animaux ont été irradiés juste avant le premier traitement. L'énergie est vérifiée avant chaque irradiation réalisée sur les flancs droit et gauche dans le spectre UVB à une dose de 4000 mJ/cm².

Le flanc droit des animaux a été traité avec 0,2 ml de solution du ligand immédiatement après irradiation puis 2 et 5 heures après irradiation. Le flanc gauche ne sera pas traité.

Une lampe à vapeur de Xéron Haute pression (IDEM 300) produira l'irradiation.

Les lectures des réactions locales sont faites avant traitement, puis 5 et 24 heures après irradiation.

Erythème et oedème ont été évalués comme suit :

Erythème

0 pas d'érythème ; 1 érythème très faible, à peine perceptible ; 2 érythème net, rose faible ; 3 érythème net, rouge franc ; 4 érythème particulièrement intense

Oedème

0 pas d'oedème ; 1 très léger oedème (à peine visible) ; 2 léger oedème (contours bien définis et gonflement apparent) ; 3 oedème moyen (épaisseur d'environ 1 mm) ; 4 oedème grave (épaisseur supérieure à 1 mm et surface supérieure à la zone

d'application)

Des exemples de ligands naturels du recepteur PBR produits par fermentation sont décrits ci-après avec leur activité.

- 5 Un criblage ou screening effectué sur des extraits de microorganismes conduit sur milieu solide ou liquide a permis de sélectionner trois souches de microorganismes (bactéries et champignons microscopiques).

Les trois souches sélectionnées après différentes études menées pour optimiser les conditions de production de quantités significatives d'extraits de cultures possédant de
10 bonnes activités sur le test de mesure d'interaction avec le récepteur PBR ont pour références SRL 4988, SRL 5186 et SRL 5189.

Les trois souches ci-dessus ont été déposées à la CNCM de l'Institut Pasteur : date de 27 août 1999 avec respectivement les numéros d'ordre I-2305, I-2306, I-2307.

La souche SRL 4988 classée comme *Nocardia species*, isolée d'un échantillon de sol
15 a pour caractères écologico-physiologiques, déterminés après culture de deux semaines à 28° C sur milieu ISP2 : phototrophe négatif, chimio-organotrophe, mésophile et halophile négatif. Elle est non mobile et présente des spires ouvertes, non verticillées.

La souche SRL 5186 classée comme *Streptomyces species*, isolée d'un échantillon de
20 sol a pour caractères écologico-physiologiques, déterminés après culture de deux semaines à 28° C sur milieu ISP2 : phototrophe négatif, chimio-organotrophe, mésophile et halophile négatif. Elle est non mobile et présente des hyphes flexibles et biverticillées.

La souche SRL 5189 classée comme *Actinosynnema species* a pour caractères
25 écologico-physiologiques, déterminés après culture de deux semaines à 28° C sur milieu ISP2 : phototrophe négatif, chimio-organotrophe, mésophile, halophile négatif. Elle est non mobile et présente des hyphes flexibles et monoverticillés.

Ces souches constituent donc, ainsi que leurs mutants producteurs, un objet ultérieur de l'invention.

30 Après cultures sur milieu nutritif gélosé et plusieurs repiquages successifs qui permettent d'obtenir une culture abondante et pure, on fabrique un lot 0 de conservation de la souche mère puis des lots de semence primaire et secondaire.

Pour cela, on prépare une suspension de spores à partir d'une culture sur milieu nutritif gélosé en boîte de Pétri et d'un milieu de reprise ; ce milieu contient un
35 cryoprotecteur permettant d'assurer une bonne viabilité des spores lors de la conservation par congélation.

La suspension de spores obtenue est répartie dans des cryotubes qui seront conservés à - 80° C : ces tubes constituent le lot 0.

En suivant le même protocole, mais à partir d'un tube du lot 0, on prépare un lot de semence primaire. Puis toujours suivant le même protocole, on prépare un lot de semence secondaire à partir d'un cryotube de semence primaire. La fabrication des lots de semence 0, 1 et 2 assure une accessibilité durable de la souche et donc de l'activité recherchée. Les cultures de ces trois souches permettant d'obtenir des ligands naturels du récepteur PBR peuvent être menées de manière proche avec les moyens de cultures aérobies habituels, c'est-à-dire milieux liquides en fermenteurs de toute capacité avec contrôle en ligne du pH et de l'aération.

EXEMPLE A SRL 4988

A titre d'exemple de culture en fioles d'Erlenmeyer pour la souche SRL 4988 : un tube de semence secondaire est utilisé pour ensemercer des boîtes de Pétri préparées avec un milieu favorisant la sporulation des actinomycètes selon la composition :

Glucose	20 g
Soyoptim (SIO)	10 g
CaCO ₃ (OMYA)	3 g
Agar type E	20 g
Eau distillée QSP	1 l

On fait incuber les cultures sur boîtes pendant 5 jours à 28° C. On obtient alors une suspension de spores en ajoutant dans chaque boîte de Pétri, 10 ml d'un milieu liquide de composition :

Glucose	30 g
Soyoptim (SIO)	10 g
Tryptone U.S.P. (BIOKAR)	4 g
Extrait de levures (DIFCO)	8 g
NaCl	2,5 g
CaCO ₃	5 g
Hydrolysate de caséine	5 g
Peptone papaïnique de soja	5 g

dont le pH est ajusté à 7,0 avant stérilisation.

5 On utilise 5 ml des suspensions de spores pour inoculer des fioles stériles de 250 ml, garnies avec 50 ml du même milieu, qui constituent les précultures, mises à incuber en chambre chaude à 28° C sur un agitateur à étagères, ou dans un incubateur autonome, les vitesses de rotation sur l'un ou l'autre des systèmes étant réglées à 210 tours/mn.

10 Après deux jours d'agitation les fioles de préculture sont utilisées pour ensemer les fioles de culture proprement dites à raison de 5 ml de milieu de préculture par Erlenmeyer de 500 ml garni de milieu de culture (100 ml) de composition :

Glycérol	10 g
Amidon soluble	30 g
Soyoptim	15 g
Tryptone	2 g
Extrait de levure	5 g
CaCO ₃	5 g
Solution d'oligoéléments	10 ml
Eau QSP	1 l
pH 7	

Composition de la solution d'oligoéléments utilisée :

15

FeSO ₄ , 7 H ₂ O	1,0 g
MnSO ₄ , 4 H ₂ O	1,0 g
CaCl ₂ , 2 H ₂ O	0,025 g
CaCl ₂ , 2 H ₂ O	0,10 g
H ₃ BO ₃	0,56 g
(NH ₄) ₆ Mo ₇ O ₂₄ , 4 H ₂ O	0,002 g
ZnSO ₄ , 7 H ₂ O	0,20 g
Eau QSP	1 l

Ainsi dans ce cas précis, 5 fioles de précultures ont été utilisées pour inoculer 40 fioles de cultures à 100 ml de milieu de culture par Erlenmeyer de 500 ml, qui après 6

jours de culture agitée à 28° C en chambre chaude sur un agitateur rotatif réglé à 210 tours/mn , fournissent 4 litres de suspension de bactéries.

- Les 4 litres de moût de fermentation sont centrifugés en plusieurs opérations, à une température de 4°C, et au régime de 13500 tours/mn (soit 27 500g avec le rotor utilisé), afin de séparer la biomasse, c'est à dire le culot rassemblant les cellules du surnageant de culture constitué majoritairement d'eau provenant du milieu nutritif utilisé et contenant en solution des restes de composants du milieu nutritif ainsi que des métabolites produits et excrétés par les cellules des bactéries pendant les diverses phases de leur croissance .
- Les biomasses et surnageants sont alors congelés à -20° C .

EXTRACTION DES LIGANDS NATURELS DU RECEPTEUR PBR

- Les 4 litres de surnageant décongelé sont chargés dans un b cher de 10 litres. On additionne la solution de 400 g de résine polystyrène-divinylbenzène Amberlite XAD 16 (Rohm & Haas). La suspension est agit e avec un moteur équipé d'un arbre à pales, tournant à 20 tours/mn, pendant 15 heures. La solution est ensuite filtrée, le filtrat est éliminé et la résine essor e est reprise par 1 litre de méthanol. On laisse sous agitation douce pendant 1 heure. On filtre à nouveau la résine que l'on retraits à l'identique avec 1 litre de méthanol. Lors d'une troisième opération la résine est retraits e cette fois avec 1 litre d'acétone. La résine essor e est alors  limin e et les 3 litres de solvant organique rassemblés sont évaporés à sec dans un évaporateur rotatif sous vide.

- Le résidu d'évaporation (17,7g) est trituré avec 50 ml de méthanol, la suspension obtenue est centrifug e à 3000 tours/mn pendant 15 minutes, et le surnageant décanté obtenu constitue l'extrait de surnageant de culture.

Cet extrait est testé en dilution en inhibition du binding sur le récepteur PBR et fournit une activité  valu e au 1/200 (50 % d'inhibition).

- Les biomasses rassembl es (199g) dans un b cher de 2 litres sont trait es sous agitation par un mélange de 750 ml de chlorure de méthylène et de 750 ml de méthanol. L'agitation est maintenue pendant 15 heures à température ambiante. La suspension est ensuite filtrée et la solution limpide obtenue est concentr e sous vide dans un évaporateur rotatif. Le résidu d'évaporation (5,4g) est alors trituré avec 50 ml de méthanol et constitue l'extrait de biomasse .

- Cet extrait est testé en inhibition du binding du récepteur PBR et fournit une activité mesur e au 1/2200 (DI 50 = 2200⁻¹).

EXEMPLE B SRL 5186

Avec les mêmes protocoles et milieux respectifs :

- milieu gélosé pour les repiquages sur boîte de Pétri

- milieu liquide de préculture

5

- milieu liquide de production ,

14 fioles d'Erlenmeyer de 500 ml garnies de 100 ml de milieu de production, et inoculées à 5 %, sont incubées à 28 °C en chambre chaude sur un agitateur rotatif tournant à 210 tours/mn, pendant 6 jours .

10 Après centrifugation et stockage un à deux jours au congélateur à - 20°C des biomasses et surnageants de production, on décongèle ces produits avant de procéder à leur extraction .

15 Les biomasses (54,9 g) sont traitées dans un bécher, sous agitation par un mélange de 250 ml de dichlorométhane et 250 ml de méthanol , pendant une dizaine d'heures. La suspension est ensuite filtrée et la solution limpide obtenue est concentrée à sec avec un évaporateur rotatif.

Le résidu sec (1,4 g) est trituré avec 17,5 ml de méthanol, et la suspension obtenue est centrifugée à 3000 tours/mn pendant 15 minutes. Le surnageant de centrifugation prélevé, constitue l'extrait de biomasse.

20 Cet extrait, évalué en dilution sur le test d'inhibition du binding au récepteur PBR fournit une inhibition de 50 % dans le test à la dilution 1/3750 ($DI_{50} = 3750^{-1}$) .

Les 1400 ml de surnageant décongelé sont additionnés de 160 g de résine polystyrène-divinylbenzène XAD 16 (Rohm & Haas) et la suspension est agitée pendant 15 heures. La résine est filtrée, le filtrat est éliminé et la résine est retraitée par 200 ml de solution à 25 % de méthanol dans l'eau pendant 3 heures.

25 La résine est filtrée, et ce deuxième filtrat est éliminé. La résine subit alors trois traitements semblables, deux avec 200 ml de méthanol et le dernier avec 200 ml d'acétone. Ces trois derniers filtrats sont rassemblés dans un ballon puis concentrés sous vide à l'aide d'un évaporateur rotatif. Le résidu sec obtenu (2,2 g) est alors trituré avec 17,5 ml de méthanol et la solution obtenue constitue l'extrait de surnageant .

30 Cet extrait évalué en dilution sur le test d'inhibition du binding au récepteur PBR donne une inhibition de 50 % à la dilution 1/940 ($DI_{50} = 940^{-1}$)

EXEMPLE C SRL 5189

Avec les mêmes protocoles et milieux respectifs :

- milieu gélosé pour les repiquages sur boîte de Pétri

- milieu liquide de préculture

5 - milieu liquide de production

10 fioles d'Erlenmeyer de 500 ml garnies de 100 ml de milieu de production, et inoculées à 5 %, sont incubées à 28 °C en chambre chaude sur un agitateur rotatif tournant à 210 tours/mn, pendant 8 jours.

10 Après centrifugation et stockage un à deux jours au congélateur à - 20°C des biomasses et surnageants de production, on décongèle ces produits avant de procéder à leur extraction.

15 Les biomasses (69,5 g) sont traitées dans un bécher, sous agitation par un mélange de 150 ml de dichlorométhane et 150 ml de méthanol pendant une dizaine d'heures. La suspension est ensuite filtrée et la solution limpide obtenue est concentrée à sec avec un évaporateur rotatif. Le résidu sec (1,5 g) est trituré avec 12,5 ml de méthanol, et la suspension obtenue est centrifugée à 3000 tours/mn pendant 15 minutes. Le surnageant de centrifugation prélevé, constitue l'extrait de biomasse . Cet extrait, évalué en dilution sur le test d'inhibition du binding au récepteur PBR fournit une inhibition de 50 % dans le test à la dilution 1/2600 ($DI_{50} = 2600^{-1}$).

20

Les 1000 ml de surnageant décongelé sont additionnés de 100 g de résine polystyrène-divinylbenzène XAD 16 (Rohm & Haas) et la suspension est agitée pendant 15 heures. La résine est filtrée, le filtrat est éliminé et la résine est retraitée par 150 ml de solution à 25 % de méthanol dans l'eau pendant 3 heures. La résine est 25 filtrée, et ce deuxième filtrat est éliminé. La résine subit alors trois traitements semblables, deux avec 150 ml de méthanol et le dernier avec 150 ml d'acétone. Ces trois derniers filtrats sont rassemblés dans un ballon puis concentrés sous vide à l'aide d'un évaporateur rotatif. Le résidu sec obtenu (1,7 g) est alors trituré avec 12,5 ml de méthanol et la solution obtenue constitue l'extrait de surnageant .

30 Cet extrait évalué en dilution sur le test d'inhibition du binding au récepteur PBR donne une inhibition de 50 % à la dilution 1/600 ($DI_{50} = 500^{-1}$) .

35 Dans les compositions selon l'invention, la substance se liant à PBR est utilisée de préférence en une quantité allant de 0,00001 à 20 % en poids par rapport au poids total de la composition, et en particulier en une quantité allant de 0,001 à 10 % en poids par rapport au poids total de la composition.

Les compositions selon l'invention peuvent se présenter sous toutes les formes galéniques normalement utilisées pour une application topique.

Les quantités des différents constituants des compositions selon l'invention sont celles classiquement utilisées dans les domaines considérés et sont appropriées à leur forme galénique.

Pour une application topique, les compositions de l'invention comprennent un milieu compatible avec la peau. Ces compositions peuvent se présenter notamment sous forme de solutions aqueuses, alcooliques ou hydroalcooliques, de gels, d'émulsions eau-dans-huile ou huile-dans-eau ayant l'aspect d'une crème ou d'un gel, de microémulsions, d'aérosols, ou encore sous forme de dispersions vésiculaires contenant des lipides ioniques et/ou non ioniques. Ces formes galéniques sont préparées selon les méthodes usuelles des domaines considérés.

Ces compositions à application topique peuvent constituer notamment une composition de protection, de traitement ou de soin cosmétique ou dermatologique pour le visage, pour le cou, pour les mains ou pour le corps, (par exemple crèmes de jour, crèmes de nuit, crèmes ou huiles solaires, laits corporels), une composition de maquillage (par exemple fond de teint) ou une composition de bronzage artificiel.

Quand la composition de l'invention est une émulsion, la proportion de corps gras qu'elle contient peut aller de 5 % à 80 % en poids, et de préférence de 5 % à 50 % en poids par rapport au poids total de la composition. Les corps gras et les émulsionnants utilisés dans la composition sous forme d'émulsion sont choisis parmi ceux classiquement utilisés dans le domaine cosmétique ou dermatologique.

Comme corps gras utilisables dans l'invention, on peut citer les huiles minérales (vaseline), les huiles végétales (fraction liquide de beurre de karité) et leurs dérivés hydrogénés, les huiles animales, les huiles de synthèse (perhydrosqualène), les huiles siliconées (diméthylpolysiloxane) et les huiles fluorées. Comme autres corps gras, on peut encore citer les alcools gras (alcool cétylique, alcool stéarylique), les acides gras (acide stéarique) et les cires.

Les émulsionnants peuvent être présents, dans la composition, en une proportion allant de 0,3 % à 30 % en poids et de préférence de 0,5 à 30 % en poids par rapport au poids total de la composition.

De façon connue, les compositions cosmétiques ou dermatologiques de l'invention peuvent contenir également des adjuvants habituels dans les domaines correspondants, tels que les gélifiants hydrophiles ou lipophiles, les conservateurs, les antioxydants, les solvants, les parfums, les charges, les filtres et les matières colorantes. Par ailleurs, ces compositions peuvent contenir des actifs hydrophiles ou

lipophiles. Les quantités de ces différents adjuvants ou actifs sont celles classiquement utilisées dans le domaine cosmétique au dermatologique, et par exemple de 0,01 % à 20 % du poids total de la composition. Ces adjuvants ou ces actifs, selon leur nature, peuvent être introduits dans la phase grasse, dans la phase aqueuse et/ou dans des vésicules lipidiques.

Parmi les actifs que peuvent contenir les compositions de l'invention, on peut notamment citer les actifs ayant un effet sur le traitement des rides ou des ridules, et en particulier les actifs kératolytiques. Par kératolytique, on entend un actif ayant des propriétés desquamantes, exfoliantes ou gommantes, ou un actif capable de ramollir la couche cornée.

Parmi ces actifs ayant un effet sur le traitement des rides ou des ridules que peuvent contenir les compositions de l'invention, on peut en particulier citer les hydroxyacides et les rétinoïdes.

Les hydroxyacides peuvent être par exemple des α -hydroxyacides ou des β -hydroxyacides, qui peuvent être linéaires, ramifiés ou cycliques, saturés ou insaturés. Les atomes d'hydrogène de la chaîne carbonée peuvent, en outre, être substitués par des halogènes, des radicaux halogénés, alkylés, acylés, acyloxylés, alcoxy carbonylés ou alcoxylés ayant de 2 à 18 atomes de carbone.

Les hydroxyacides qui peuvent être utilisés sont notamment les acides glycolique, lactique, malique, tartrique, citrique, hydroxy-2 alcanoïque, mandélique, salicylique, ainsi que leurs dérivés alkylés comme l'acide n-octanoyl-5-salicylique, l'acide n-dodécanoyl-5-salicylique, l'acide n-décanoyl-5-salicylique, l'acide n-octyl-5-salicylique, l'acide n-heptyloxy-5 ou -4-salicylique, l'acide 2-hydroxy-3-méthylbenzoïque, ou encore leurs dérivés alcoxylés comme l'acide 2-hydroxy-3-méthoxybenzoïque.

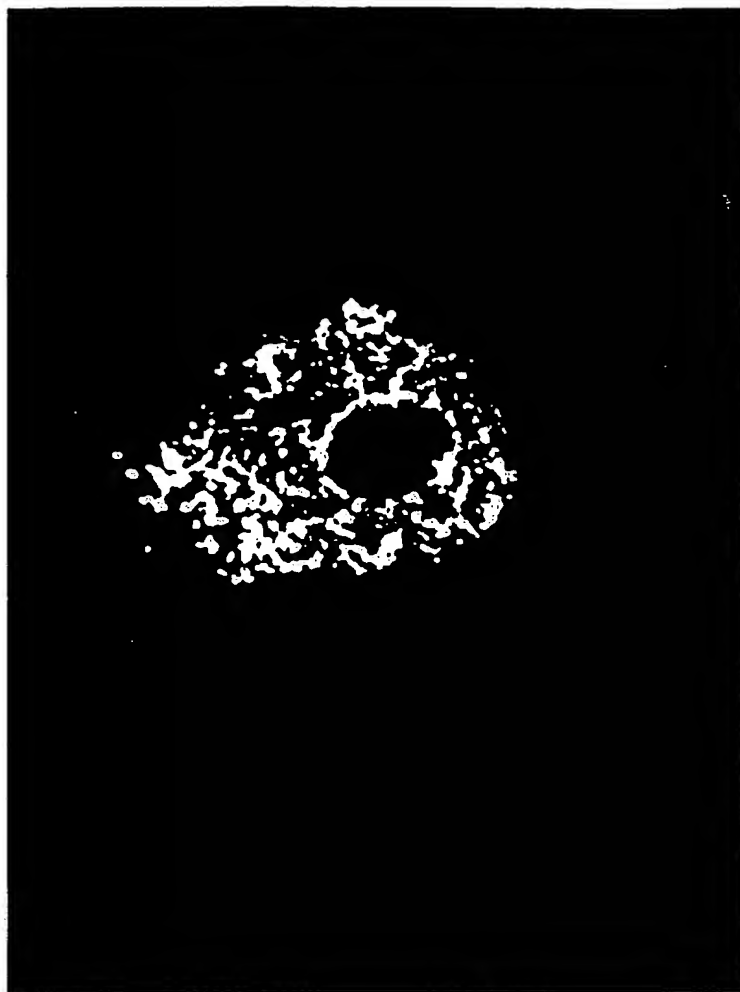
Les rétinoïdes peuvent être notamment l'acide rétinoïque et ses dérivés, le rétinol (vitamine A) et ses esters tels que le palmitate de rétinol, l'acétate de rétinol et le propionate de rétinol, ainsi que leurs sels.

Ces actifs peuvent être utilisés en particulier à des concentrations allant de 0,0001 % à 5 % en poids par rapport au poids total de la composition.

REVENDICATIONS

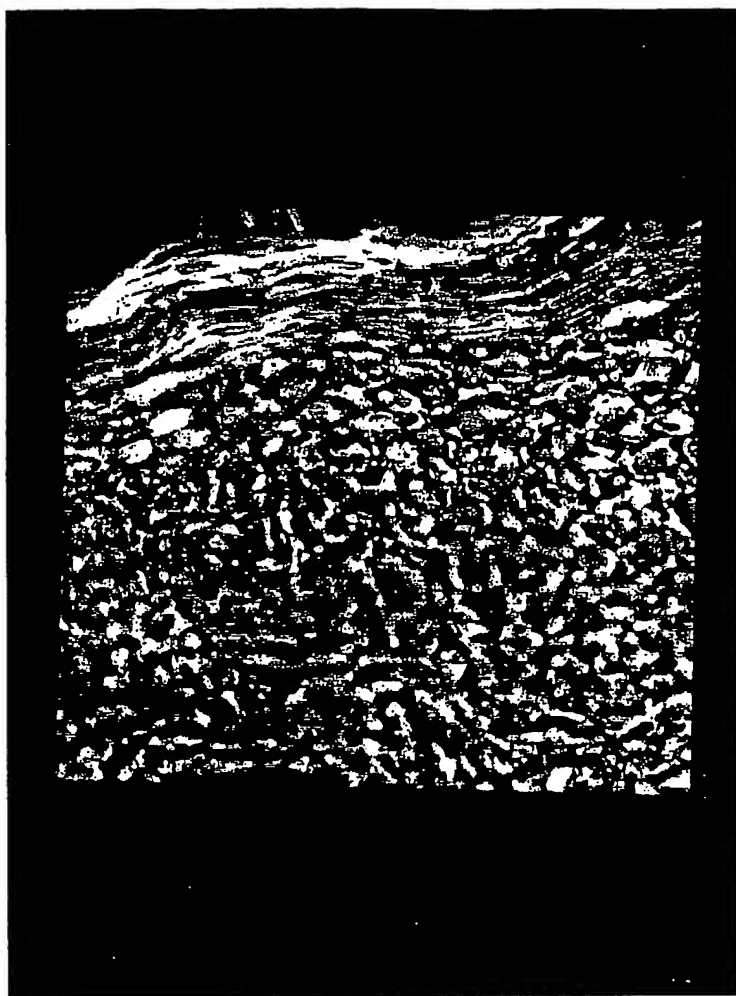
1. Utilisation d'au moins une substance se liant au récepteur périphérique des benzodiazépines ou PBR, pour la fabrication d'une composition cosmétique, pharmacologique ou dermatologique topique dans le traitement du stress cutané.
2. Utilisation d'au moins une substance se liant au PBR pour la fabrication d'une composition cosmétique et/ou dermatologique topique en vue de diminuer les rides, de réduire l'érythème solaire ou de protéger contre les radicaux libres.
3. Utilisation selon l'une des revendication 1 ou 2, caractérisée en ce que la substance se liant au PBR est un agoniste du PBR choisi parmi les molécules de synthèse, les substances naturelles d'extraction ou une substance obtenue par fermentation.
4. Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 3 caractérisée en ce que la substance se liant au PBR est le Ro 5-4864.
5. Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 3 caractérisée en ce que la substance se liant au PBR est une substance obtenue par fermentation.
6. Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 5, caractérisée en ce que la substance est présente dans la composition cosmétique ou dermatologique en une quantité allant de 0,00001 à 20 % en poids par rapport au poids total de la composition.
7. Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 6 caractérisée en ce que la substance agoniste est présente dans la composition cosmétique ou dermatologique en une quantité allant de 0,001 à 10 % en poids par rapport au poids total de la composition.
8. Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 7, caractérisée en ce que la composition contient en outre un hydroxyacide et/ou un rétinoïde.
9. Utilisation selon la revendication 8, caractérisée en ce que l'hydroxyacide est choisi parmi les α -hydroxyacides ou les β -hydroxyacides, qui peuvent être linéaires, ramifiés ou cycliques, saturés ou insaturés.

10. Utilisation selon la revendication 9, caractérisée en ce que le rétinoïde est choisi dans le groupe comprenant l'acide rétinoïque et ses dérivés, le rétinol et ses esters.
- 5 11. Composition cosmétique et/ou dermatologique topique caractérisée en ce qu'elle contient en tant que principe actif une substance se liant au PBR.
12. Souche *Nocardia species* SRL 4988 déposée auprès de la C.N.C.M. de l'Institut Pasteur sous le numéro I-2305 et ses mutants producteurs.
- 10 13. Souche *Streptomyces species* SRL 5186 déposée auprès de la C.N.C.M. de l'Institut Pasteur sous le numéro I-2306 et ses mutants producteurs.
14. Souche *Actinosynnema species* SRL 5189 déposée auprès de la C.N.C.M. de l'Institut Pasteur sous le numéro I-2307 et ses mutants producteurs.
- 15 15. Composition cosmétique et/ou dermatologique topique caractérisée en ce qu'elle contient en tant que substance active une substance obtenue par fermentation d'une souche selon les revendications 12 à 14.



Analyse en microscopie confocale à l'aide de l'anticorps 8D7
de la localisation mitochondriale du récepteur PBR
sur kératinocytes A431 (coloration verte).

FIGURE 1

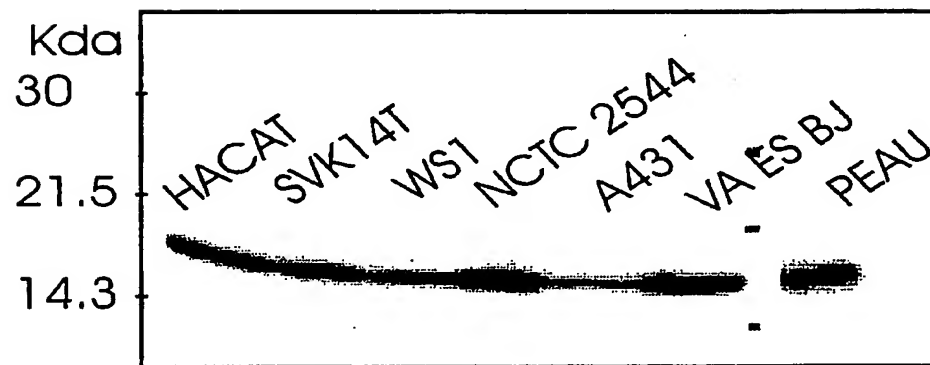


L'analyse immuno-histologique réalisée sur une coupe d'épiderme humain normal révèle une expression croissante de PBR du *stratum basale* vers le *stratum corneum* (coloration rouge).

FIGURE 2

Expression de PBR sur des lignées
de kératinocytes et de peau
humaine normale :

Analyse par Western Blot

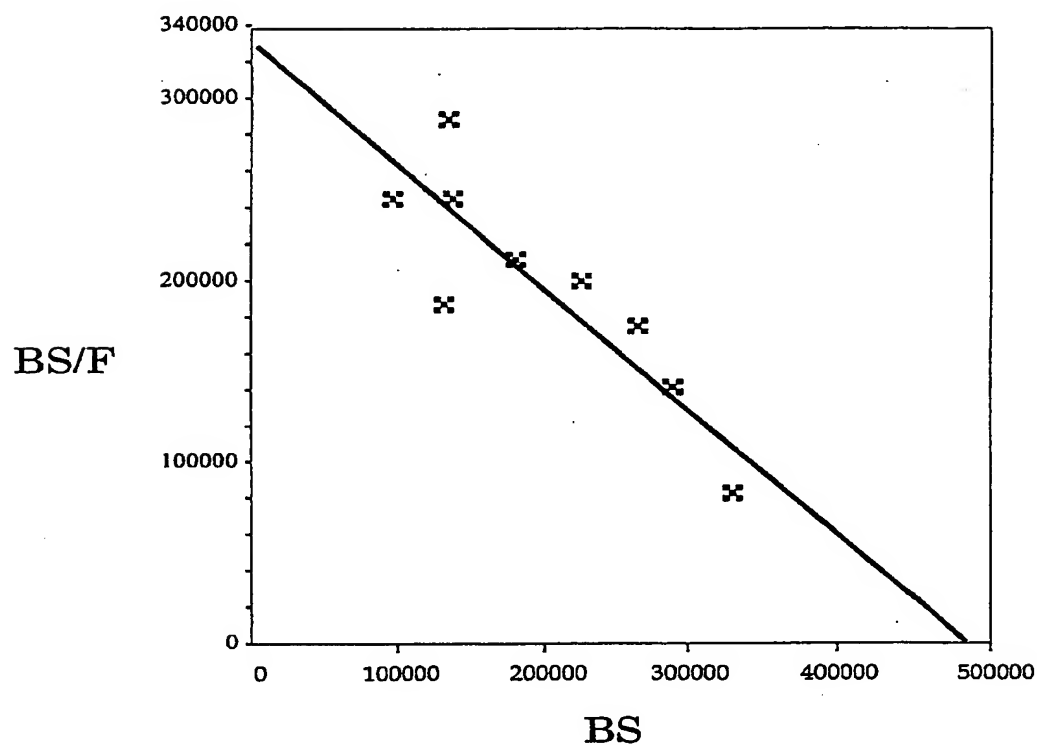


Marquage anticorps 8D7 ($1\mu\text{g}$ / ml final)

Les dépôts sont normalisés par dosage des protéines totales en lysat:
dépôts pour chaque lignée $30\mu\text{g}$

FIGURE 3

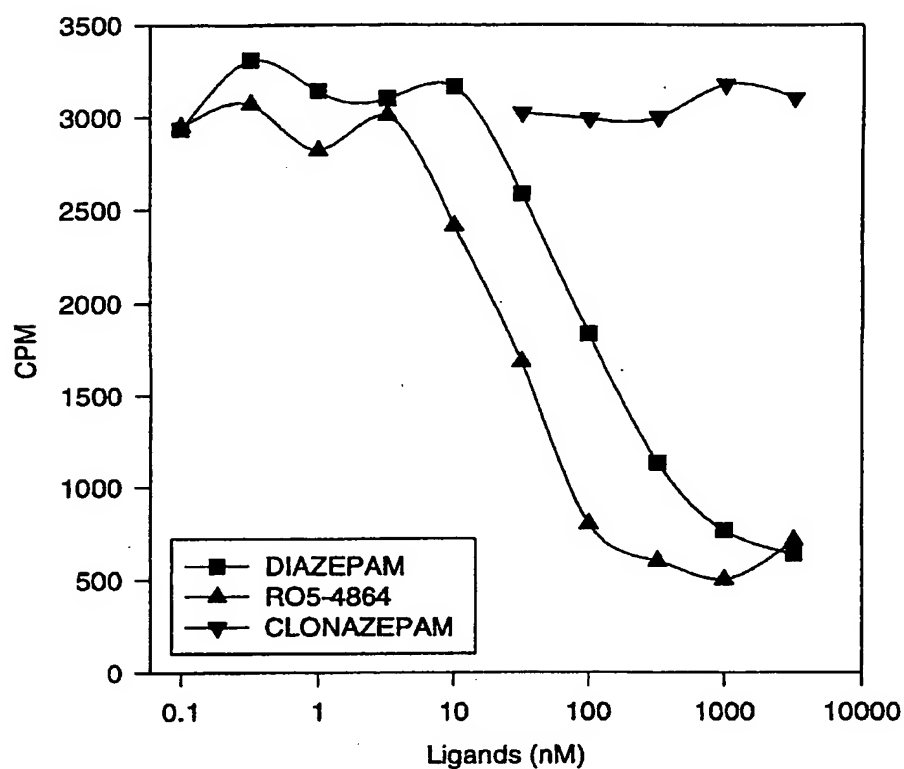
Etude de Scatchard sur Kératinocytes A431



$B_{max} = 472000 \pm 68000$ Récepteurs / Cellule

$KD = 1.5 \pm 0.3$ mM

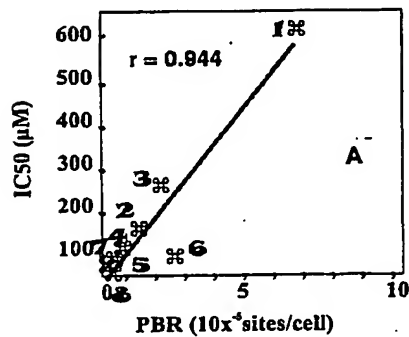
FIGURE 4

Profil pharmacologique des ligands du PBR sur Kératinocytes A431

Courbe de déplacement du ligand de référence [3H]-PK11195
par le Ro5-4864 (ligand périphérique) le clonazépam (ligand central)
et le diazépam (ligand mixte).

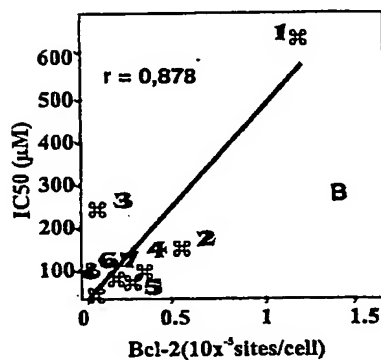
FIGURE 5

**Implication de PBR dans la protection des cellules hématopoïétiques
contre les dommages causés par les radicaux oxygénés**

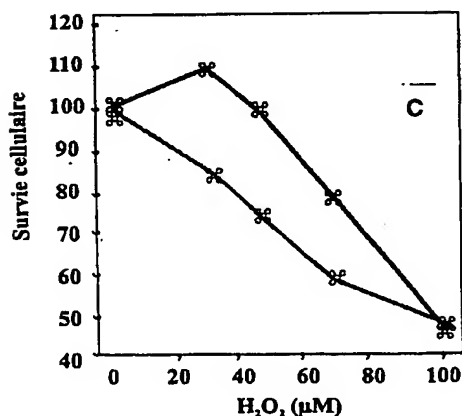


Corrélation entre le niveau d'expression de PBR [A] et de Bcl-2 [B] et de la résistance à la toxicité de H₂O₂

1 = THP₁ 2 = U937 3 = K562
4 = IM9 5 = CEM 6 = NALM-6
7 = JURKAT 8 = RAJI

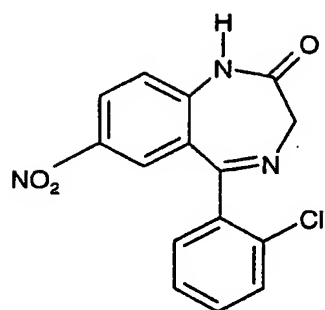


Les concentrations d'H₂O₂ induisant 50% de toxicité après 24 H d'incubation [IC₅₀] sont exprimées en fonction du nombre de sites PBR ou Bcl-2.

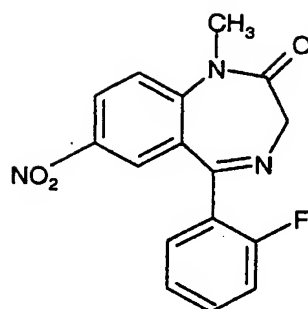


Viabilité des cellules JURKAT sauvages % et transfectées avec le PBR % vis à vis de la toxicité de H₂O₂ après 24 H d'incubation

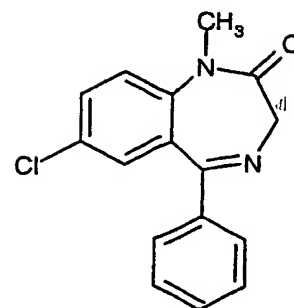
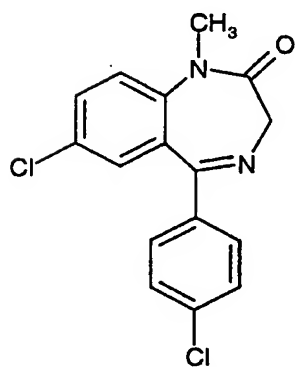
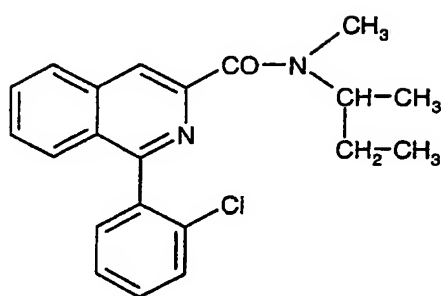
FIGURE 6



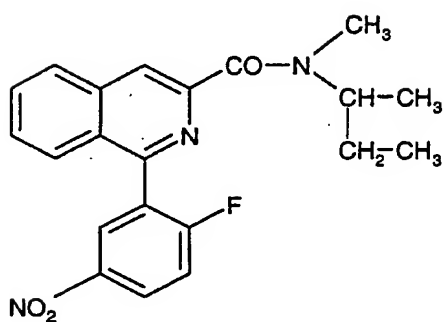
CLONAZEPAM



FLUNITRAZEPAM

DIAZEPAM
Ro 5-2807CHLORODIAZEPAM
Ro 5-4864

PK 11195



PK 14105

**Principaux ligands des récepteurs centraux et
périphériques des benzodiazépines**

FIGURE 7

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ BLACK BORDERS
- ☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- ☐ FADED TEXT OR DRAWING
- ☒ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
- ☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
- ☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
- ☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
- ☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
- ☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
- ☐ OTHER: _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.